Doc. 1-1 on ss 4 from WPIL using MAX

©Derwent Information

Prepn. of light coloured poly:peptide(s) with improved shelf-lives from rice - by enzymatic hydrolysis of protein with proteinase(s) in alkali conditions, useful e.g. as dispersants for cosmetics or for prepn. of fatty acid condensation reaction prods.

Patent Number: WO9622698

International patents classification: A23J-003/34 C12P-021/06 A61K-007/48

· Abstract:

WO9622698 A Method for the prepn. of rice protein hydrolysates comprises the hydrolysis of protein-contg. starting materials in the presence of

proteinases at pH 8-10.

USE - The hydrolysates are useful for the prepn. of surfactants and light-coloured N-acylated, N-alkylated or esterified prods. with a long shelf life (claimed). Examples of end-uses for these surfactants are cosmetic or pharmaceutical formulations. The hydrolysates are esp. useful for the prepn. of 6-22 (esp. 12-18)C fatty acids chlorides condensation reaction prods., most esp. lauric acid or coconut fatty acid condensates. ADVANTAGE - Light-coloured rice protein hydrolysates with improved shelf lives are prepd. due to the more suitable mol.wt. distribution created by the enzymatic degradation reaction. (Dwg.0/0)

• Patentee & Inventor(s):

Patent assignee: (HENK) HENKEL KGAA

Inventor(s): HEILEMANN A; SANDER A

• Publication data:

Patent Family: WO9622698 A1 19960801 DW1996-36 A23J-003/34 Ger 18p * AP: 1996WO-EP00146 19960116 DSNW: JP US DSRW: AT BE CH DE DK ES FR GB GR IE IT LU MC NL PT SE DE19502167 A1 19960801 DW1996-36 C12P-021/06 4p AP: 1995DE-1002167 19950125 DE19502167 C2 19970206 DW1997-10 C12P-021/06 3p AP:

1995DE-1002167 19950125

EP-808110 A1 19971126 DW1998-01 A23J-003/34 Ger FD: Based on WO9622698 AP: 1996EP-0901271 19960116; 1996WO-

EP00146 19960116 DSR: DE FR JP10512452 W 19981202 DW1999-07 A23J-003/34 10p FD:

Based on WO9622698 AP: 1996JP-0522587 19960116; 1996WO-EP00146 19960116

Priority nº: 1995DE-1002167 19950125

Covered countries: 18 Publications count: 5

Cited patents: DE4410000; EP-325986; FR2406665; FR2688229;

JP02101016; JP05227983; WO9215696 2.Jnl.Ref

 Accession codes : Accession Nº: 1996-362389 [36]

Sec. Acc. nº CPI: C1996-114094

• Derwent codes:

Manual code: CPI: B04-N01 D03-L D05-A02C D08-B13 E10-A25B1 E10-C04L2

Derwent Classes: B04 B07 D13 D16 D21

E17

Update codes :

Basic update code:1996-36 Equiv. update code:1996-36; 1998-01;

1999-07

		*, ,



BUNDESREPUBLIK
DEUTSCHLAND

[®] Patentschrift[®] DE 195 02 167 C 2

(5) Int. Cl.⁵: C 12 P 21/06



DEUTSCHES PATENTAMT

(21) Aktenzeichen:

195 02 187.3-42

2) Anmeldetag:

25. 1.95

3) Offenlegungstag:

1. 8.98

Veröffentlichungstag der Patenterteilung:

9 8. 2.97

Innerhalb von 3 Monaten nach Veröffentlichung der Erteilung kann Einspruch erhoben werden

(3) Patentinhaber: Henkel KGaA, 40589 Düsseldorf, DE (7) Erfinder: Heilemann, Andrea, Dr., 89079 Ulm, DE; Sander, Andreas, Dr., 89257 Illertissen, DE

Für die Beurteilung der Patentfähigkeit in Betracht gezogene Druckschriften: JP 05-221844 (Abstr.); JP 05-76298 (Abstr.); JP 05-922 (Abstr.);

- (A) Verfahren zur Herstellung von Reisproteinhydrolysaten
- (5) Verfahren zur Herstellung von Reisproteinhydrolysaten, bei dem man reisproteinhaltige Ausgangsstoffe in Gegenwart von Proteinasen bei einem pH-Wert im Bereich von 8 bis 10 hydrolysiert.

Beschreibung

Die Erfindung betrifft ein Verfahren zur Herstellung von Reisproteinhydrolysaten, bei dem man die reisproteinhaltigen Ausgangsstoffe unter alkalischen Bedingungen mit einer Proteinase behandelt sowie die Verwendung der Hydrolysate zur Herstellung hellfarbiger, lagerstabiler Derivate.

Abbauprodukte von Polypeptiden, sogenannte Proteinhydrolysate, sind seit langem bekannt. Obschon sie 10 rin hat sich gezeigt, daß die unzureichende Lagerstabiliwegen des Fehlens einer lipophilen Gruppe keine Detergenseigenschaften besitzen, werden sie wegen ihrer dispergierenden Eigenschaften und ihrer Fähigkeit, die dermatologische Verträglichkeit anionischer Tenside Haut günstig zu beeinflussen, in einer Vielzahl von oberflächenaktiven Mitteln eingesetzt. Übersichtsartikel hierzu finden sich beispielsweise von A.Domsch et al. in Ärztl-Kosmetol. 13, 524 (1983), G.Schuster et al. in Cosmet. Toil, 99, 12 (1984) und H.Lindner in Parfüm.Kos- 20 met., 66, 85 (1985).

Üblicherweise werden Proteinhydrolysate auf Basis von tierischem Kollagen gewonnen. In den letzten Jahren hat sich jedoch ein Trend nach pflanzlichen Produkten, beispielsweise auf Basis von Weizengluten oder 25 Reisprotein und insbesondere Sojaprotein durchgesetzt.

Offenlegungsschrift Aus französischen der FR 2542013 (ABC) ist beispielsweise die Hydrolyse pflanzlicher Proteine mittels besonderer Milchsäurebakterien in Gegenwart von Kohlenwasserstoffen bekannt. In der US 4757007 (Nisshin) wird die partielle Hydrolyse von Sojaproteinen mit Proteasen in Fraktionen unterschiedlicher Löslichkeit in Trichloressigsäure, Trennung der Fraktionen bei einem pH-Wert von 7, 35 Abtrennung nichthydrolysierter Anteile und Reinigung der Produkte durch Ultrafiltration beschrieben. Gegender europäischen Patentanmeldung EP-A 0187048 (Nova) ist der enzymatische Abbau von Sojaproteinen durch Behandlung mit speziellen Proteasen. 40 Aus der EP-A 0298419 (Katayama) ist die Herstellung von Proteinhydrolysaten mit einem durchschnittlichen Molekulargewicht von 500 bis 90.000 durch schrittweisen alkalischen, sauren und/oder enzymatischen Abbau von Weizen- oder Sojaproteinen bekannt. In der EP- 45 A 0363771 (Nestle) wird schließlich über ein Verfahren zur Herstellung von Proteinhydrolysaten berichtet, bei dem man pflanzliche Proteine mit Salzsäure hydrolysiert, nichthydrolysierte Bestandteile abtrennt, zur Zerstörung unerwünschter chlorierter Verbindungen alka- 50 Ausgangsstoffe - eingesetzt werden können. lisch stellt und die resultierenden Produkte anschließend

Die JP 05/221 844 offenbart ein Verfahren zur Herstellung von Reisproteinhydrolysaten unter Einsatz von Actinasen und Proteasen.

Ein weiteres Verfahren wird in der JP 05/76 298 offenbart, die Umsetzung kann durch Stärkehydrolyse, alkoholische Fermentation oder mittels proteolytischer Enzyme erfolgen.

Den Verfahren des Stands der Technik ist jedoch ge- 60 mein, daß sie angewendet auf den pflanzlichen Rohstoff Reis dunkel gefärbte Produkte liefern, die nicht ausreichend lagerstabil sind. So ist zum Beispiel in der Schrift JP 05/922 ein Verfahren zur Herstellung von Reisproteinhydrolysaten offenbart, bei dem anschließend das 65 Produkt noch entfärbt werden muß.

Die Aufgabe der Erfindung hat somit darin bestanden, hellfarbige, lagerstabile Reisproteinhydrolysate zu entwickeln.

Gegenstand der Erfindung ist ein Verfahren zur Herstellung von Reisproteinhydrolysaten, bei dem man reisproteinhaltige Ausgangsstoffe in Gegenwart von Proteinasen bei einem pH-Wert im Bereich von 8 bis 10 hydrolysiert.

Vorteilhafte Ausgestaltungen des Verfahrens sind in

den Unteransprüchen angegeben.

Nach umfangreichen Untersuchungen der Anmeldetät auf eine unvorteilhafte Molgewichtsverteilung der Reisproteinhydrolysate zurückzuführen ist. Demzufolge mußte die Lösung der gestellten Aufgabe die Erzeugung einer geeigneten Molekulargewichts Verteilung durch Wechselwirkung mit den Eiweißmolekülen der 15 ermöglichen. Überraschenderweise wurde gefunden, daß ein enzymatischer Abbau unter besonderer Auswahl der eingesetzten Enzyme und pH-Wert-Bedingungen zu unerwartet hellfarbigen nicht eintrübenden Hydrolysaten führt.

Proteinasen zählen zur Gruppe der Proteasen, also Enzymen, welche die hydrolytische Spaltung der Peptidbindung katalysieren und daher systematisch gesehen zu den Hydrolasen gehören. Proteinasen, die auch als Endoproteasen oder Endopeptidasen bezeichnet werden, spalten Peptidbindungen im Inneren des Proteins. Sie sind von den (Exo-)Peptidasen zu unterscheiden, die einen Abbau an der terminalen Peptidbindung der endständigen Amino- oder Carboxylgruppe bewirken. Typische Beispiele für im Sinne des erfindungsgemäßen Verfahrens geeignete Proteinasen sind die im Handel erhältlichen Serin-Proteinasen (EC 3.4.21), Cystein-bzw. Thiol-Proteinasen (EC 3.4.22), saure Proteinasen vom Typ der Aspartat- bzw. Carboxyproteinasen (EC 3.4.23) sowie untergeordnet auch Metall-Proteinasen (3.4.24).

Beispiele für für geeignete Serin-Proteinasen sind Chymotrypsin, Elastase, Kallikrein, Plasmin, Trypsin,

Thrombin und Subtilisin.

Die Menge der eingesetzten Proteinasen ist an sich nicht kritisch, sollte jedoch im Bereich von 0,1 bis 5, vorzugsweise 0,5 bis 2 Gew.-% - bezogen auf die Ausgangsstoffe - liegen.

Zur Entfernung von Spuren an unerwünschten Farbverursachern hat es sich als vorteilhaft erwiesen, die proteinhaltigen Ausgangsstoffe zusammen mit geeigneten Adsorbentien in die Hydrolyse einzusetzen. Als Adsorbentien kommen beispielsweise Kieselgele, Aluminiumoxide und vorzugsweise Aktivkohlen in Betracht, die in Mengen von 0,1 bis 15, vorzugsweise 1 bis 5 Gew.-% - bezogen auf den Stickstoffgehalt der proteinhaltigen

Zur Durchführung der enzymatischen Hydrolyse wird eine wäßrige Suspension des reisproteinhaltigen Ausgangsstoffs gegebenenfalls zusammen mit den Adsorbentien wie oben beschrieben unter alkalischen Bedingungen, vorzugsweise bei einem pH-Wert im Bereich von 8 bis 9, über einen Zeitraum von 1 bis 24 h im Temperaturoptimum der eingesetzten Proteinasen, beispielsweise bei 40 bis 70°C abgebaut.

Unter reisproteinhaltigen Ausgangsstoffen sind Reismehl und Proteinisolate zu verstehen, die beispielsweise durch Extraktion von Reismehl nach bekannten Verfahren des Stands der Technik erhalten werden und einen Proteingehalt im Bereich von 70 bis 90 Gew. - % aufwei-

sen können.

Dem erfindungsgemäßen Verfahren kann vor dem proteinase-katalysierten Abbau eine Stufe vorgeschaltet werden, in der ein Teil der Einsatzstoffe bereits durch den Einsatz kohlenhydratspaltender Enzyme bei vergleichsweise hohen Temperaturen im Bereich von 80 bis 95°C abgebaut werden.

Nach Abschluß der enzymatischen Hydrolyse empfiehlt es sich, die Reaktionsmischung durch Zugabe von Mineralsäure auf einen sauren pH-Wert beispielsweise im Bereich von 2 bis 5 einzustellen.

Wird der Aufschluß in Gegenwart von Calciumoxid bzw. Calciumhydroxid als Base durchgeführt, bilden sich lösliche Calciumpeptide, die vom ungelösten Calciumoxid oder Calciumhydroxid durch Filtration abgetrennt werden müssen. Werden die Alkalipeptide gewünscht, empfiehlt es sich, die Calciumpeptide mit Soda- oder Pottaschelösung zu behandeln und das schwerlösliche Calciumcarbonat anschließend abzutrennen. Es ist ebenfalls möglich, das Calcium in Form von Calciumsulfat oder Calciumoxalat zu fällen. Die Abtrennung der schwerlöslichen Salze erfolgt vorzugsweise in Gegenwart von Filterhilfsmitteln mit den üblichen Trennverfahren für Fest/Flüssig-Trennungen wie Filtration, Separation und dergleichen.

Es werden wäßrige Reisproteinhydrolysatlösungen erhalten, die nach Bedarf beispielsweise unter Einsatz von Fallstromverdampfern aufkonzentriert werden können. Die nach dem erfindungsgemäßen Verfahren erhältlichen Hydrolysate weisen ein mittleres Molekulargewicht im Bereich von 100 bis 30.000, vorzugsweise 100 bis 10.000 und insbesondere 2000 bis 5000 auf sowie einen Feststoffgehalt von etwa 5 bis 50 Gew.-%.

Die nach dem erfindungsgemäßen Verfahren erhältlichen pflanzlichen Reisproteinhydrolysate zeichnen sich 30 durch eine besonders vorteilhafte Farbqualität und Lagerstabilität aus. Die nach dem erfindungsgemäßen Verfahren erhältlichen Reisproteinhydrolysate können in oberflächenaktiven Mitteln, vorzugsweise kosmetischen und/oder pharmazeutischen Formulierungen eingesetzt werden.

Die Reisproteinhydrolysate eignen sich ferner auch zur Herstellung von hellfarbigen, lagerstabilen Folgeprodukten wie beispielsweise N-acylierten, N-alkylierten, veresterten sowie N-acylierten bzw. N-alkylierten und zudem veresterten Derivaten. Vorzugsweise werden sie dazu in an sich bekannter Weise mit Fettsäuren bzw. Fettsäurechloriden mit 6 bis 22, insbesondere 12 bis 18 Kohlenstoffatomen kondensiert. Besonders bevorzugt ist die Verwendung der Reisproteinhydrolysate zur Herstellung von Laurinsäure- bzw. Kokosfettsäure-kondensaten.

In einem 5-m3-Rührkessel wurden 35001 Warmwasser vorgelegt und mit 4 kg Natriumsulfit und 10 kg Aktivkohle versetzt. Dieser Mischung wurden bei maxima- 50 ler Rührerdrehzahl 450 kg Reisprotein zugesetzt und zu einer Suspension verrührt. Die Reaktionsmischung wurde auf 75°C erhitzt und bei dieser Temperatur 15 min gerührt. Danach wurde auf 45°C abgekühlt und der pH-Wert der Suspension mit Natronlauge auf 8,5 einge- 55 stellt. Durch Zugabe von 5 kg Proteinase wurde die Hydrolyse gestartet. Nach einer Rührzeit von 3 h, während der der pH-Wert auf 8,5 und der Sulfitgehalt oberhalb von 10 ppm gehalten wurde, wurde der pH-Wert durch Zugabe von Citronensäure auf 4,0 eingestellt. Danach 60 wurde der Ansatz unter Zusatz von 15 kg Filterhilfsmittel (Perlite® P50) über eine Filterpresse filtriert. Anschließend wurden 10 kg Aktivkohle zum Filtrat gegeben und auf 80°C erhitzt. Die Mischung wurde 15 min bei dieser Temperatur gerührt und danach auf 50°C 65 abgekühlt. Es wurden weitere 30 min bei 50°C gerührt und wiederum über eine Filterpresse filtriert. Das Filtrat wurde in einem Fallstromverdampfer bis zu einem Ge-

halt von ca. 35% Brix aufkonzentriert und durch Zugabe einer Mischung aus Phenoxyethanol, Natriumbenzoat, pHB-Methyl- und pHB-Ethylester konserviert. Nach einer Lagerung von 14 Tagen bei Raumtemperatur wurde nach Zugabe von weiteren 10 kg Aktivkohle und Filterhilfsmittel über eine Filterpresse filtriert. Das Reaktionsprodukt zeigte eine Lovibond-Farbzahl von 0,3 (rot) und 1,4/gelb).

Patentansprüche

1. Verfahren zur Herstellung von Reisproteinhydrolysaten, bei dem man reisproteinhaltige Ausgangsstoffe in Gegenwart von Proteinasen bei einem pH-Wert im Bereich von 8 bis 10 hydrolysiert.

2. Verfahren nach Anspruch 1, dadurch gekennzeichnet, daß man die enzymatische Hydrolyse in Gegenwart von Aktivkohle durchführt.

3. Verfahren nach den Ansprüchen 1 und 2, dadurch gekennzeichnet deß man die Beaktionsmischung

gekennzeichnet, daß man die Reaktionsmischung nach der Hydrolyse auf einen pH-Wert im Bereich

von 2 bis 5 einstellt.

- Leerseite -